

⑩ 日本国特許庁(JP)  
⑩ 公表特許公報(A)

⑪ 特許出願公表

平5-505520

⑫ 公表 平成5年(1993)8月19日

⑬ Int. Cl.<sup>5</sup>

C 12 N 15/11  
A 61 K 31/70  
37/02

識別記号

ABB  
ABC

庁内整理番号

8314-4C  
8314-4C※

審査請求 未請求  
予備審査請求 有

部門(区分) 1(1)

(全 13 頁)

⑭ 発明の名称 全身性紅斑性狼瘡の治療のための生体内で安定なポリマーおよびポリヌクレオチドの複合体

⑮ 特 願 平3-503584  
⑯ 出 願 平3(1991)1月15日

⑰ 翻訳文提出日 平4(1992)7月16日  
⑱ 国際出願 PCT/US91/00293  
⑲ 国際公開番号 WO91/10426  
⑳ 国際公開日 平3(1991)7月25日

優先権主張 ⑳ 1990年1月16日㉑米国(US)㉒466,138

⑳ 発 明 者 コンラッド、マイケル ジェ アメリカ合衆国 カリフォルニア 92129 サンディエゴ、ベナノ  
イ。 バ ス ト リー ト 11336  
㉑ 出 願 人 ラ ホヤ ファーマシューテイ アメリカ合衆国 カリフォルニア 92121 サンディエゴ、ナンシ  
カル カシバニー ー リッジ ドライブ 6455  
㉒ 代 理 人 弁理士 山本 秀策  
㉓ 指 定 国 FI, JP, NO  
最終頁に続く

請求の範囲

1. (a) 生体内で安定なポリマーと、(b) 各々が該ポリマーに結合した、少なくとも約20個の塩基対よりなる多様な二本鎖ポリヌクレオチドとの複合体であり、該二本鎖が各々ヒト全身性紅斑性狼瘡の抗dsDNA自己抗体に対して著しい結合活性を有する、複合体。
2. 前記生体内で安定なポリマーが、D-グルタミン酸(E)とD-リジン(K)とのコポリマーであり、分子量が約5,000から約50,000であり、そしてE:Kモル比が約10:40である、請求項1に記載の複合体。
3. 前記二本鎖の長さが実質的に均一である、請求項1もしくは2に記載の複合体。
4. 前記二本鎖が、ヌクレオチド組成において実質的に均一である、請求項3に記載の複合体。
5. 前記二本鎖の長さが10から250bpである、請求項1、2、3、もしくは4に記載の複合体。
6. 前記二本鎖が末端の1つまたはその近くでポリマーに結合する、請求項1、2、3、4、もしくは5に記載の複合体。
7. 前記二本鎖が、二本鎖の一方の鎖の末端の1つにまたはその近くに位置する官能基と、前記ポリマーの遊離アミノ基との反応により該ポリマーに結合する、請求項6に記載の複合体。
8. 前記二本鎖ポリヌクレオチドが、異なる2から4塩基

の相補的な多量体反復ユニットにより構成される、請求項1、2、3、4、5、6、もしくは7に記載の複合体。

9. 前記二本鎖ポリヌクレオチドが、ポリd(CG):ポリd(AT):ポリd(TA)、ポリd(CG):ポリd(CG)、ポリd(AT):ポリd(TA)、ポリd(IC):ポリd(CP)、ポリd(AC):ポリd(TG)、もしくはポリd(AG):ポリd(TC)である、請求項8に記載の複合体。

10. 前記二本鎖ポリヌクレオチドが、(AC)<sub>10</sub>:(TG)<sub>10</sub>である、請求項1もしくは2に記載の複合体。

11. 薬学的に受容され得る注射可能な錠剤ととともに処方される、請求項1、2、3、4、5、6、7、8、9、もしくは10に記載の複合体を含む、狼瘡治療のための薬組成物。

12. 少なくとも約20個の塩基対よりなる一本鎖ポリヌクレオチドであって、末端の1つにまたはその近くに、遊離アミノ基と反応する官能基を有し、そして相補的な一本鎖ポリヌクレオチドにアニールされると、ヒト全身性狼瘡の抗dsDNA自己抗体に対する著しい結合活性を有する、一本鎖ポリヌクレオチド。

13. 前記一本鎖ポリヌクレオチドが、異なる2から4塩基の多量体反復ユニットにより構成される、請求項12に記載の一本鎖ポリヌクレオチド。

14. 請求項1に記載の複合体を作製する方法であり、

(a) 各々が少なくとも約10個の塩基対よりなり、末端の1つにまたはその近くに、アミノ基に反応する官能基を有する

多様な一本鎖ポリヌクレオチドを、ポリマーの遊離アミノ基と反応させて複合体を形成する工程；および

(b) 該ポリマーに結合された一本鎖ポリヌクレオチドに相補的な一本鎖ポリヌクレオチドをアニールさせて、二本鎖DNAのペナント鎖を形成する工程；を包含する、方法。

全身性紅斑性狼瘡の治療のための  
生体内で安定なポリマーおよび  
ポリヌクレオチドの複合体

# 記述

## 技術分野

本発明は、自己免疫疾患である全身性紅斑性狼瘡 (SLEまたは「狼瘡」) の治療のための組成物に関する。詳しくは、生体内で安定なポリマー、好ましくはD-グルタミン酸 (本明細書では1文字「E」で表す) とD-リジン (本明細書では1文字「K」で表す) とのコポリマーと、SLEに係わる自己抗原に対する寛容性を誘導するのに効果的であると認められている特定のポリヌクレオチドとの複合体に関する。好適なコポリマーは本明細書では「D-EK」で表される。

## 背景

「免疫寛容」とは、個体が自らの組織と反応することを防ぐ、非常に長期的なおよび多くは永久的な形式の免疫抑制をもたらすメカニズムである。自己抗原に対する免疫寛容は、通常は動物の新生児の発育時に確立され、その生涯にわたって持続すると考えられている。しかし、この体系は時には不完全であり、個体の中には、典型的には生涯の後半に、自己免疫疾患にかかるものがある。このような疾患の1つがSLEで

ある。これは、個体のDNAに対する自己抗体を産生することと特徴とし、この結果、腎臓が進行性の炎症性腎臓に冒される。

SLEは、典型的には、シクロホスファミドまたはプレドニゾンなどの幅広い非特異的免疫抑制薬を投与することにより治療される。これらの薬剤は免疫系のすべての面を抑制することが多いため、SLEの原因となる有害な機能と同様に、必要とされる有益な機能をも抑制する。従って、これら薬剤の投与においては最善の注意が必要であり、疾患の継続的な治療に対してはいつでも適切であるとは限らない。さらに、薬剤治療により全身性におよび強度に免疫抑制されている個体は、他の合併症、特に感染症に対しては危険な状態にある。

SLE治療への好ましい対応は、免疫系の正常な機能に影響を及ぼさずに、SLEに係わる自己抗原に対する免疫寛容を再確立し得る薬剤を投与することである。不幸なことに、SLEまたはさらに言えばすべての自己免疫不全に対して、その疾患に関連する自己抗原に対して寛容的でありまた特異的である治療方法は現在のところ存在しない。本発明の複合体は、SLEに対してこのような治療法を提供する手段である。

Benacerraf, Katsらの研究グループにより、D-EKとハプテンおよび様々な抗原との複合体を使用して、特異的な免疫寛容を誘導する研究が行われ、発表されている。彼らの初期の研究は、モルモットおよびマウス中の合成ハプテン2,4-ジニトロフェニル (DNP) の複合体に係わるもので、この複合体が

DNPに対する寛容性を誘導し得ることが示された。これらの初期の研究は、ブタクサ抗原Eおよびベンジルペニシロイル (BP0) などの他のハプテン/抗原にも広められた。米国特許第4,191,668号および第4,220,565号参照。

米国特許第4,191,668号 (実施例IV) は、D-EKと、子ウシの胸腺DNAをDNAアーゼで1回消化して分離したオリゴヌクレオチドとの複合体の調製について述べている。オリゴヌクレオチドは、「10個より少ないヌクレオチド」により構成されるという特徴を有した。米国特許第4,191,668号の第11欄において、この発明は自己免疫疾患の治療に対して治療上の価値を有すると述べ、SLEへの言及があるが、言及されたD-EK-オリゴヌクレオチド複合体の免疫学的効果についてはいかなるデータも提示されていない。

Katzらの研究グループはまた、ヌクレオシド-D-EK複合体の、核酸決定因子に対する寛容性を誘導する可能性を調査した。Escharら、*J. Immunology* (1975) 114:872-876。これに関連しては、個々のヌクレオシドは、狼瘡の抗血清における特異性の主要な決定因子であると広く考えられている。彼らはD-EKコポリマーと4個のリボヌクレオシドとの複合体をSLEまたはBalb/c系のマウスに投与し、引き続いてこれら処置されたマウスをキーンホルリンペットヘモシアニン (KLE) -オリゴヌクレオシド複合体により免疫した。両方の系統において、血清の抗ヌクレオシド抗原結合能はかろうじて検出可能なレベルまで低下した。これらの研究により、このような複合体はス

クレオシドに対する免疫寛容性を産生し得ることが示されたが、このような複合体がSLEの治療に有効であることは示されなかった。

他の研究者により、ヌクレオシドまたはDNAの他のキャリアーとの複合体が研究されている。Borelら (*Science* (1973) 181:76) は、同遺伝子系のマウスのIgG-ヌクレオシド複合体が、NZBマウス系の若い動物の急性DNAへの抗体反応を低減させる能力を評価した。この系統はいくつかの自己免疫現象のためのモデルとして使用される。この複合体は、腎臓に宿り糸球腎炎へと導く免疫合併症を形成する核酸決定因子に対する抗体を産生する傾向がある。これらの研究において、処置された動物は抗急性DNA抗体を産生する程度が著しく低下し、コントロール動物および遅延ヌクレオシド処理した動物より膜性の小さい糸球腎炎を示した。他の研究において、Parkerら (*J. Immunol.* (1974) 111:292) は、NZBマウスにおける上述の症候群の進行に及ぼすポリ-D-リジンおよび/またはシクロホスファミドに結合された急性DNAの効果について評価した。これらの研究により、コントロールと比較して処置された動物に対しては、生存率が著しく上昇、およびDNA結合能が著しく低下することが示された。しかし、上述の研究はいずれも、ヒトSLEに係わる主要な自己抗原であるようにみえるdsDNAに対する寛容性を産生することを目的としたものではなかった。

彼の論文 (*Ann NY Acad Sci* (1986) 475:295-306) で、Bo

体は以下の意味において化学的に定義された部分ではない。  
すなわち、(a)オリゴヌクレオチドの長さが特定されていない、(b)オリゴヌクレオチド断片は様々な長さの順を有する、(c)オリゴヌクレオチド断片の長さに沿った免疫グロブリンへの付着部位は任意である、(d)ある程度の架橋が存在する、および、(e)結合ではなく架橋されたオリゴヌクレオチドが結合された物質から分離され得ない。

Borelらは最近、カップリング剤としてグルタルアルデヒドを使用して、全DNA消化物 (M<sub>10-100</sub>として示される) または20-30塩基対の断片 (M<sub>20-30</sub>として示される) のいずれかに結合したヒト免疫グロブリンの複合体を使用したインビトロにおける研究について報告している (*J Clin Invest* (1988) 82:1901-1907)。これらの複合体は、SLE患者からのPBLにインビトロにおける免疫寛容性を示すことが報告された。しかし、これらの複合体は、彼らの1986年の論文において報告されたものと同様、非特異的に架橋されたネットワークを産生する方法を使用して、オリゴヌクレオチドの不均一な混合物によっても産生される。従って、これら複合体の化学的性質も生物学的活性も、これらが薬剤として認可され得る程に十分に再現可能ではない。

#### 発明の開示

上述の先行技術とは対照的に、本発明者は、生体内で安定なポリマーと、ヒトSLEに対して免疫寛容原である二本鎖ポリ

ヌクレオチドとを化学的に定義された複合体を開発した。これら二本鎖は長さ、ポリマーへの付着部位、らせん構造、およびヒトSLE抗dsDNA自己抗体への結合親和性に関して定義されている。従って、これらの化学的性質および免疫寛容活性は、これらの複合体を品質管理および薬剤としての認可に従わせ得る程度に再現可能である。

従って、本発明の1つの面は、生体内で安定なポリマーと、各々が該ポリマーに結合した、ヒトSLE抗dsDNA自己抗体に対する著しい結合能を有する、少なくとも約20個の塩基対よりなる多様な二本鎖ポリヌクレオチドとの複合体である。これらの複合体の好適な実施態様においては、二本鎖は長さが実質的に均一であり、それらの末端の1つまたはその近く(すなわち約5塩基対以内)でポリマーにカップリングされ、これにより二本鎖の各々は、二本鎖のポリマーへの付着部位から鎖の自由末端まで数えて少なくとも約30塩基対のペンダント鎖を形成する。

これらの複合体を含有する薬剤組成物およびこれらの複合体を使用するSLEを治療する方法が本発明の別の面である。

さらに別の面は、(a)生体内で安定なポリマーと(b)様々な二本鎖ポリヌクレオチドであり、その各々およびすべてが二本鎖の鎖の1つの末端にまたはその近くに位置する官能基によりポリマーに結合されることである。この複合体はヒトSLE免疫寛容原である。

本発明のさらに別の面は、上述の複合体を製する方法で

あり、各々が少なくとも約10個のヌクレオチドの長さを有し、末端の1つにまたはその近くに、ポリマーの遊離アミノ基と反応する官能基を有する、多様な一本鎖ポリヌクレオチドを反応させて複合体を形成する工程、およびポリマーに結合された該一本鎖ポリヌクレオチドに、相補的な一本鎖ポリヌクレオチドをアニールして二本鎖DNAのペンダント鎖を形成する工程を包含する。

#### 図面の簡単な説明

図1は、実施例1に述べる試験から得られるデータのグラフである。

図2および3は、実施例3に述べるCDスペクトルの再生である。

図4は、異なるタイプのらせん構造を有するDNAのSLE抗血清結合能を比較するグラフである。

図5〜8は、実施例5に述べる試験から得られるデータのグラフである。

#### 発明を実施する形態

複合体のポリマー成分は生体内で安定している。すなわち、インビボにおける排出の半減期が数日から数カ月である。これらのポリマーはまた実質的に非免疫原性であり（すなわち、動物に投与されても免疫原性を示さない、または弱い免疫原性しか示さない）、好ましくは、定義された組成の合成の一

(GCTA)<sub>n</sub> (四量体)

(CGAT)<sub>n</sub>

ここで、 $n$ 、 $n'$ 、および $n''$ は所望の数の塩基対が提供されるように選択される整数である。同質異性の二量体 (isomeric dimers) により構成されるポリヌクレオチド、例えば、ポリd(AC):ポリd(GT)およびポリd(AG):ポリd(CT)が最も好適である。

円二色性(CD)スペクトルの解釈に基づいて、本発明にて使用される二本鎖はB-DNAタイプのらせん構造であると考えられる。当然ながら、本発明はこの考えにより制限されない。また、さらに総合的な分析によればZ-DNAおよび/またはA-DNAタイプのらせん構造であることもあり得る。B-DNAは、他の2つのタイプのDNAらせんのらせん長軸にはほぼ直角的塩基対を有する右巻きのらせんを形成する。異なるタイプのDNAのらせん構造は、円二色性(CD)スペクトルにより特徴付けられ得る。B形態のDNAのCDスペクトルは、(1)250nmより下の部分のスペクトルは右巻きらせんに基づくものであり、208nmより上の波長の正の長い二色性バンドとは離れていて、240と260nmとの間の波長で明かな極小部分がある、正の二色性バンド、および(2)250nmより上に広い一重項ピークを示し、これはA形態のRNAおよびDNAのスペクトルにみられる最大値に対して、極大部分が青の方へ相対的に移動し、極大部分の中心が波長270と290nmとの間となる。DNAの他の2つのらせん形態を全体的に比較すれば、Z-DNAは、密な左巻らせんねじれであり、塩基対がらせん軸の周りに左右対称に配置されていないという

本願より構成される。これらの平均分子量は、通常、約5,000から約200,000、好ましくは5,000から50,000の範囲である。このようなポリマーの例としては、ポリエチレングリコール、ポリ-D-リジン、ポリビニルアルコール、ポリビニルピロリドン、免疫グロブリン、およびD-EKがある。特に好適なポリマーは、分子量が約5,000から約50,000およびD:Eモル比率が約50:40のD-EKである。

上記の生体内で安定なポリマーにカップリングされる合成の二本鎖ポリヌクレオチドは、少なくとも約20bp、より一般的には少なくとも10bp、典型的には10〜250bp、および好ましくは50〜150bpにより構成される。好ましくは、二本鎖は長さが実質的に均一である。すなわち、集団における長さの変動が通常は、塩基対における、二本鎖の平均長さの約±20%、好ましくは±10%を超えない。また、好ましくはヌクレオチド組成が実質的に均一である。すなわち、塩基組成が約10%以上変動しない。最も好適には、ヌクレオチド組成が完全に均一である。組成物に関しては、好適な合成または組換えdsDNAは、好ましくは、以下のような2〜4塩基の相補的な多量体の反復ユニット（すなわち、反復二量体、三量体、または四量体）の鎖より構成される：

(AC)<sub>n</sub> (二量体)

(TC)<sub>n</sub>

(TAC)<sub>n</sub> (三量体)

(ATG)<sub>n</sub>

特徴があり、A-DNAはより緩い右巻きらせんを形成し、これに塩基対が長いらせん軸に対して斜めに配向され、らせんの中心から引き離されている。

これらのポリヌクレオチド二本鎖は天然のDNAにより合成され得るか、もしくは化学的または組換えの技術により合成され得る。天然または組換えにより産生される長さの長いdsDNAは（例えば、酵素により、化学的に、または機械的な切断により）消化され、（例えば、アガロースゲル、セファデックスコラムにより）所望の長さのポリヌクレオチドが得られ得る。

もしくは、長さが約70塩基までの相補的な一本鎖ポリヌクレオチドの対が、市販のDNA合成装置を使用して容易に調製され、次にアニールされて通常の手順により二本鎖が形成される。長さの長い合成dsDNAは、化学的に産生された短い鎖を酵素により伸長する（5'リン酸化の後、連結する）ことにより得られ得る。

ポリヌクレオチドはまた分子クローニングにより作製され得る。例えば、所望の長さおよび配列のオリゴヌクレオチドを上述のように合成する。これらのオリゴヌクレオチドは特定の制限部位に連結するための適切な末端を有するように設計され得る。これら複製回復したオリゴマーは縦に一列に並んで連結され、多数の複写複製を提供し得る。得られる複製物は標準のクローニングベクターに挿入され、ベクターは形質転換により適切な微生物/細胞に導入される。形質転換

体は標準マーカーにより識別され、DNAの複製に有利な条件下で増殖する。ポリヌクレオチドは、制限酵素による処理および従来のサイズ分画（例えば、アガロースゲル、セファデックスカラム）により、細胞/微生物の他のDNAから分離される。

もしくは、オリゴヌクレオチドはポリメラーゼ連鎖反応（PCR）技術により複製され得る。Sakki, R.K.ら、*Science* (1985) **230**:1350; Sackiら、*Science* (1988) **232**:487; Sambrookら、*In Molecular Cloning Techniques: A Laboratory Manual*, Vol. 12, P. 14.1-14.35 Cold Spring Harbor Press (1989)。

従来の複合体とは対照的に、本発明にて使用される二本鎖ポリヌクレオチドの各々はSLE抗血清に著しい結合活性を示す。好ましくは、これらは長さが実質的に均一である。この点で、従来のポリヌクレオチドは長さが不均一であり、一部またはすべてが短すぎるため上記の活性を示し得ないような鎖の混合物より構成される。ポリヌクレオチドは、実施例にて示されるアッセイによりスクリーニングして、SLE抗血清との結合活性を検査し得る。結合活性を $I_{50}$ （半最大阻害が得られる分子ヌクレオチド中のポリヌクレオチド濃度）として表わし得るフアーアッセイの変法が、好適なアッセイである。 $I_{50}$ が約500nMより小さい、好ましくは50nMより小さい二本鎖ポリヌクレオチドは著しい結合活性を有し、従って、本発明の複合体の作製に有用である。

アミノ基（例えば、 $\beta$ -EXのイプシロンアミノ基）を有する必要がある。このような複合体の合成は2段階において実行される。第1の段階は、上述の縮合/還元反応を介して二本鎖ポリヌクレオチドの1つの鎖をポリマーにカップリングすることである。酸化3'末端リボースは、鎖を過ヨウ素酸塩により処理して3'末端リボース基を酸化リボース基に変換することにより、ポリヌクレオチドの一本の鎖に形成される。次に、一本鎖ポリヌクレオチドを、2-8℃でpHが約5.0から8.0のポリマーの水溶液に徐々に添加する。結合方法のすべてにおけるポリヌクレオチドとポリマーとのモル比率は、通常は約2:1から約30:1、好ましくは約5:1から10:1の範囲である。縮合反応（通常は反応時間は14から48時間）の間またはその後に、水素化シアノホウ素ナトリウムなどの強い還元剤を添加してメルフォリノ基を形成する。次に二本鎖の相補鎖を複合体に添加して、この混合物を加熱した後、徐々に冷却して二本の鎖をアニールする。複合体はゲル透過クロマトグラフィーにより精製される。

他の方法には、オリゴヌクレオチドに末端のアルデヒド官能基を形成すること、およびこれら官能基を、オリゴヌクレオチドをポリマーにその上のアミノ基を介してカップリングするために使用することが含まれる。オリゴヌクレオチドの3'末端に付着されるジウム（gem）、ビシナル（vicinal）のジオールが過ヨウ素酸ナトリウムにより酸化され、ポリマーのアミノ基とにより縮合し得るアルデヒドを生じ得る。ジオールが環式系、例えば5員環の中にあるとき、得られる縮合

ポリヌクレオチドは結合活性を保存する方法でポリマーに結合する。これは、ポリヌクレオチドをポリヌクレオチド鎖の特定の部位でポリマーにカップリングし、これにより、ポリヌクレオチドがカップリング部位から鎖の自由な（付着されてない）末端まで数えて少なくとも約30塩基対のペンダント鎖を形成することにより行われる。対照的に、Borelらの参考文献により教示されたグルタルアルデヒド結合法では、鎖に沿った任意の部位でのカップリング、および隣接が生じる。従って、この技術を使用すると、20塩基対より長い鎖が、鎖の中間部位でカップリングして、長さが実質的に20塩基対より短いペンダント鎖を形成し得る、または鎖同士が結合して、限定されないサイズの架橋ネットワークを形成し得る。

好ましくは、本発明の複合体の二本鎖ポリヌクレオチドは、これらの末端の1つのまたはこれに近い部位でポリマーにカップリングまたは結合される。オリゴヌクレオチドを生体高分子に上述のように付着するためには、いくつかの結合方法が利用可能である。ポリヌクレオチドは、ポリヌクレオチドの鎖の一方の酸化3'末端リボースを、ポリマーの遊離アミノ基と縮合すること、および次にこの付加物を還元状態にさらしてメルフォリノ連結（sorbolino linkage）を形成することにより形成されるメルフォリノ橋を介して、ポリヌクレオチドの3'末端でポリマーにカップリングされ得る。このようなカップリングにおいては、ポリマーが少なくとも、ポリマーに結合される二本鎖ポリヌクレオチドの数に等しい数の遊

離基を含有する複合環式、例えば、6員メルフォリノ環またはビペリジン環である。イミノ縮合生成物は、適切な還元剤、例えば、水素化ホウ素ナトリウムまたは水素化シアノホウ素ナトリウムによる還元により安定化される。ジオールが非環式であるとき、得られる酸化生成物はただ1つのアルデヒドを含有し、縮合生成物は第2級アミンである。

ビシナルジオールの方法はまた3'末端リンカーのために使用され得る。これは、トリオールの中の3'ヒドロキシ基のシアノエチルホスホアミダイト誘導体を作製することにより行われる。ここで、残りのヒドロキシ基はビシナル、例えば1,4-シスジヒドロキシル、1-ヒドロキシメチルシクロペンタンである。この特定の場合には、ビシナルのジヒドロキシ基はジメチルシランにより阻害され、第1ヒドロキシ基は2-シアノエチル- $\beta$ -D-ジイソプロピルクロロホスホアミダイトにより誘導体化される。得られる誘導体は、標準オリゴヌクレオチド合成の最後の段階において使用され、5'末端残基となる。オリゴヌクレオチドを脱ブロックし、フッ素イオン、酸、または塩基によりジメチルシリル基を除去した後、上述のようにビシナルジオールは過ヨウ素酸塩により酸化され、アミン基により縮合され得る。5'末端リンカーとして使用される非環式トリオールのために、同様の方法が使用され得る。

別の方法は、適切なヌクレオチドの化学的性質、例えば、ホスホアミダイトの化学的性質により、アルケルアミノまた

はアルキルスルフィドリル部分をオリゴヌクレオチドの3'または5'末端のいずれかに導入することを含む。次に、求核基を、アルキルアミン誘導体の場合には、ジメチルスベリミデートなどのホソ二官能性架橋剤の過剰分と、またはアルキルスルフィドリル誘導体に対しては、 $\alpha$ -マレイミドベンゾイル-N-ヒドロキシスクシニミドエステル(NBS)またはスクシニミジル(4- $\alpha$ -アセチル)アミノベンゾエート(SIAB)などのヘテロ二官能性架橋剤の過剰分と反応させるために使用し得る。過剰の架橋剤を除去すると、オリゴヌクレオチド誘導体はポリマーのアミノ基と反応する。

さらに別の方法は、改変ヌクレオチドを使用する。適切なデオキシヌクレオチド誘導体は、標準DNA合成化学により、オリゴヌクレオチドの所望の部位に、好ましくは3'または5'末端に組み入れられ得る。これらのヌクレオチド誘導体は、次にポリマーのアルキルアミノ基と特異的におよび直接に反応し得る。もしくは、上述のジアルデヒドの化学的性質によりみられる、アミン触媒のペータ解離などの副反応は、適切なヌクレオチド誘導体を付着する際の3'末端として使用することにより回避され得る。この例としては、リボースの5'メチレンの延長、すなわち、5'ヒドロキシメチル基の代わりに5'(2-ヒドロキシエチル)基がある。対照として、ポリマーに付着するオリゴヌクレオチドの3'末端はヌクレオチドのためにホスホネートまたはホスフィネートを使用することである。

複合体がSLE免疫寛容原として、および抗dsDNA抗体の特異

的抑制生成物として作用する能力は、実施例において述べるマウスモデルにおいて評価され得る。

複合体は通常は注射による投与(例えば、腹腔内注射、または筋肉注射)に対して処方される。従って、典型的には、生理食塩水、リンゲル溶液、デキストロス溶液などの薬学的に受容可能な水溶性キャリアーと組み合わせられる。複合体は通常は、処方の約0.01から10重量%を構成する。複合体は、SLEを引き起こす自己抗原に対する寛容性を少なくとも部分的に再確立するのに十分な量で個体に投与される。このような量は、本明細書では「治療上有効な」量と表現することがある。特定の投与規制、すなわち投与量、投与時間および反復数は特定の個体およびその個体の病歴に依存する。通常は、体重1kgにつき約1から1000 $\mu$ gの複合体の投与量が与えられる。免疫寛容の状態を獲得および/または維持するために、反復投与が必要であり得る。

以下の実施例において、本発明および本発明が先行技術からは予見し得ないことを述べる。これらの実施例はいかなる意味においても本発明を制限するものではない。

(以下余白)

#### 実施例1

##### Q-BXと個々のヌクレオチドとの複合体の試験

前述通り、本発明の複合体の開発の前に、Q-BXと個々のヌクレオチドとの複合体がSLEネズミモデル(MZB $\times$ NZW)F<sub>1</sub>系マウス)での抗DNA応答に寛容でないことを示す試験を行った。

多くのQ-BXを、BioMakor/Yeda (Rehovot, Israel) から得た。その相対分子量をHPLCゲル透過クロマトグラフィーにより、周知の球状タンパク質に対して標準化し、この物質を脱塩し、25Xカットオフ透析チューブにて0.1M K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>、pH 9.5に対して徹底した透析を行うことにより、サイジングした。次に2回、水に対する透析を行った。この物質を、0.1M K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>、pH 9.5緩衝液に4℃で貯蔵した。この産物の重量平均分子量は、沈降平衡、PAGE、およびHPLC-GPCと低角散乱を含む物理的方法により測定した結果、およそ28,000であった。該加水分解によるアミノ酸分析の結果、このコポリマーの80%はグルタミン酸で、40%はリジンであった。

Q-BXと、リボアデノシン、リボグアノシン、リボシトシン、およびリボチミジンとの複合体を、主にBaharら、*J. Imm.* (1975) 114:872に記載通りに調製した。これら複合体(ヌクレオチド-Q-BXと称される)の各々を等しい割合で混合したものを以下の試験で用いた。

6週目および11週目の(MZB $\times$ NZW)F<sub>1</sub>系マウスの2つのグループに、i.p.により生理食塩水もしくは1匹のマウスあたり1 $\mu$ gのヌクレオチド-Q-BXのいずれかを、3日間毎日注射し

た。7日後、それらのマウスから採血した。2週間後、同じ処置を繰り返した。7日後、それらのマウスから採血した。1回目および2回目の採血より得た血清を、以下の抗原特異性ELISAのプロトコルを用いて抗ssDNA抗体を試験した。

ssDNAをポリスチレンプレートのウェルに固定して、狼瘡MRL (lpr/lpr) マウスの血清中の抗体と反応させる。抗ssDNA抗体をプレートのssDNAに結合する免疫グロブリンのイソタイプに特異的な、酵素を結合した抗体を添加することにより可視化する。洗って酵素の基質を添加することにより、分光光度計で読み取れる発色反応が起きる。

ssDNAを子牛胸腺dsDNAより調製する。市販の子牛胸腺dsDNAを、S-1ヌクレアーゼで処理して、均一のdsDNAを得る。dsDNAを5分間温浴で煮沸し、すばやく冷水浴で冷却する。各ssDNAパッチを試験直前に調製する。

使用前に、6ウェルの底が平らな96プレートを一晚Steril Gard Hood中で紫外線(UV)にさらす。プレートのウェルを一晚、4℃で、10 $\mu$ g/mlのメチル化ウシ血清アルブミンを含有する生理食塩水中、1 $\mu$ g/mlの濃度の100 $\mu$ lのssDNAで被覆する。翌朝、プレートを一度、リン酸緩衝生理食塩水(PBS)で洗浄し、各ウェルに37℃で45分間、1%のウシ血清アルブミンを含有するPBS(PBSA)を200 $\mu$ l入れてブロックする。ブロック後、プレートを2回PBSで洗浄し、水分を払い落として乾燥させる。次に0.5%のTween-20を含有する1%のPBSAで希釈した試験およびコントロールの血清の100 $\mu$ lの一連の希釈液を、

適切なウェルに入れる。プレートを37℃で1時間インキュベートする。次に5回PBSで洗浄し、水分を払い落とし乾燥させた後、アルカリホスファターゼ結合のヤギ抗マウス (IgG, AおよびM) 抗体を、100マイクロリッター添加する。プレートをもう1時間37℃でインキュベートする。プレートを7回PBSで洗浄し、水分を払い落とし乾燥させる。次に、50μlの1-ε-アミノ基質を添加して、プレートを半時間室温でインキュベートする。50μlの0.2Mリン酸水素二ナトリウム、pH8.4を添加して反応を止める。550nmでの光学濃度を、Titertek分光光度計で各ウェルごとに測定する。

データを図1に示す。図示した通りヌクレオチド-D-EXはマウスにおける抗ssDNAの力価に対して検出可能な効果は示さなかった。

#### 実施例2

##### SLE抗血清に対するポリヌクレオチドの結合活性試験

本発明の複合体に用いられるポリヌクレオチドに加えて、別に多様なDNAを調製して、そのSLE抗血清に対する結合活性を試験した。以下に示すこれらの試験は、本発明の複合体のポリヌクレオチドの反応性が予想も予期もされなかったことを示す。

多様な一本鎖および二本鎖のポリヌクレオチドを化学合成、および適切であれば、酵素による伸張および/もしくはアニーリングにより調製した。オリゴヌクレオチドの化学合成は、塩リン酸トリエステルの化学的性質を利用したクランプ法

を、4℃で10μg/mlのメチル化BSAを含む生理食塩水中の10μg/ml濃度の100μlのdsDNAにより阻害した。ウェルをPBSで洗浄した後、各ウェルにPBS (PBSA) 中1%BSAの300μlを、37℃で45分間入れることによりブロックした。プレートを再度PBSで洗浄した。次に、0.5%のTween20を含む1%のPBSAで希釈した100μlの試験血清を添加した。阻害を調べるため、阻害剤 (ポリヌクレオチド等) もまた添加した。プレートを37℃で1時間インキュベートし、PBSで洗浄した。アルカリホスファターゼ標識のヤギ抗体を100μl/ウェル添加し、プレートを37℃でもう1時間インキュベートした。その後、プレートを洗浄し、基質を添加し、そしてプレートを室温で半時間インキュベートした。リン酸水素二ナトリウムを添加して反応を止め、プレートを分光光度計で読み取った。

以下に掲げる表1および2は、今回の試験ではSLE自己抗体によりdsDNAの結合を有意に阻害しなかった多様な一本鎖ポリヌクレオチドと二本鎖ポリヌクレオチドをそれぞれ示す。

(以下空白)

(Cruchet) 調製可能カラムを用いたPharmacia Gene Assemblerで行った。固相は適切な3'-リボもしくは3'-デオキシヌクレオチドで誘導体化された500オングストロームに調整された有孔ガラスビーズであった。オリゴヌクレオチドを簡単な過剰を行うことにより精製した。70塩基より長いオリゴヌクレオチドの場合は、個々の鎖はATPおよびdTTPポリヌクレオチドキナーゼを用いてリン酸化した。Pharmacia PD10カラムで脱塩した後、リン酸化した鎖はdTTPのDNAリガーゼを用いて、共有結合でカップリングさせた。全ての鎖は、特定の付着末端を備えた共通のCATG 5'末端配列を共有していた。適切であれば、dsDNAを形成するため一本鎖をアニールした。

抗血清抗血清とのポリヌクレオチドの結合を測定するため2通りのアッセイを行った。(1) 放射標識したDNAを抗体との結合後、溶液から沈殿させるフーアッセイの技法、および(2) ELISA法。前者では、25μlの抗血清希釈溶液を、始めに0.1mg/mlのヒトガンマグロブリンを含むトリス緩衝生理食塩水 (TBS, 0.15M NaCl, 0.01M Tris, pH7.5) で調製した。これらを125μlのTBSで希釈し、50μlの<sup>125</sup>I-dsDNA (Diagnostics Products Corp., Los Angeles, CA) を各試料に添加し、そして試料を37℃で、半時間インキュベートした。次に500μlの飽和(NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>を添加し、試料を4℃で15分間インキュベートし、そして遠心分離した。上清の放射活性をガンマカウンタで測定した。上清の放射活性の消滅により溶液中の抗体の濃度が直接測定された。ELISA法では、プレートのウェル

表1

500nm以下ではdsDNAが

ネズミ (NRL) もしくはヒトSLE自己抗体に結合するのを  
阻害しない一本鎖ヌクレオチドホモポリマー

	組成	n量体	組成	n量体
A. ホモポリリン	ポリd(G)n	1219*	ポリd(A)n	330*
		350*		50
		32		32
		22		22
		12		12
		6		6
		3		3
B. ホモポリリジン	ポリd(C)n	329*	ポリd(T)n	229*
		10		50
		30		30
		24		22
		22		6
		12		3
		6		

\* rT4DNAポリメラーゼを用いて酵素で合成。分子量はばらつきがあるので、酵素により合成したオリゴマーのn値は重量平均値であり、それぞれ5σ, 20σから計算したものである。

表2

500nm以下ではdsDNAがネズミ (MRL) もしくはヒトSLE自己抗体に結合するのを阻害しない  
 最高37塩基対を持つ二本鎖オリゴヌクレオチドの例

## A. ホモポリマー

## 例

例:  $[A]_{30} : [T]_{30} : [G]_{25} : [C]_{25} : [I]_{20} : [C]_{20}$

## B. ヘテロポリマー

## 1. 自己発列

例:  $[G]_5 - [A]_5 - [C]_2 : [G]_2 - [T]_5 - [C]_2$

## 2. 反復二重体

例:  $[AT]_{10} : [AT]_{10} : [AC]_{10} : [GT]_{10}$

## 3. 反復三重体

例:  $[TTC]_5 : [GAA]_5 : [TTG]_5 : [CAA]_5$

## 4. 反復四重体

例:  $[ACGT]_5 : [ACGT]_5$

(以下余白)

表3

約500nm以下で (ヒトが500nmより少ない) dsDNAがヒトSLE血清もしくはネズミ (MRL) 血清に結合するのを有意に阻害する二本鎖オリゴヌクレオチドの例

組成	最低n値	オリゴマーの長さ
$d(AC)_n : d(TG)_n$	20	40以上
$d(AT)_n : d(TA)_n$	20	40以上
$d(TC)_n : d(CI)_n$	20	40以上
$d(AC)_n : d(TG)_n$	20	40以上
$d(AG)_n : d(TC)_n$	20	40以上
$d(ATC)_n : d(GAT)_n$	15	45以上
$d(TAC)_n : d(CTA)_n$	15	45以上

(以下余白)

## 実施例3

## 結合活性とCDスペクトルとの相関関係

約228bpの長さのポリ(AT):ポリ(AT) (典型的なA-DNA)、約330bpの長さのポリ(GC):ポリ(GC) (典型的なZ-DNA)、平均の長さが1200bp以上の精子DNA (B-DNA型らせん構造を持つ天然DNAの例)、および上述の $(AC)_{30} : (TG)_{30}$ 二本鎖のCDスペクトルの測定を行った。これらのオリゴヌクレオチドおよびDNAのSLE抗血清結合アッセイを、ファアアッセイの変法により行った。

全てのDNAおよびオリゴヌクレオチドを標準緩衝液 (0.15M NaCl, 0.01M クエン酸ナトリウム, pH 7.0) に溶解させ、B-SLE自己免疫血清との相対結合能を、右円偏光および左円偏光 (CD分光計を使用) の相対吸収能と比較した。血清学的なデータは、dsDNAの血清との結合を阻害する能力を示すもので、スペクトルは、ヌクレオチド残基あたりのモル橢円率を表す。

$$[\theta] = 100/c \cdot L$$

式中、 $\theta$  は度で示す橢円率を表し、Lはセルの径路長cmであり、cは、リッターあたりのヌクレオチドのモル濃度である。

図2は、ポリ(AT):ポリ(AT)のCDスペクトルを示す。

図3は、ポリ(GC):ポリ(GC)のCDスペクトル (黒丸で印をつけた実線)、精子のDNA (破線)、および $(AC)_{30} : (TG)_{30}$ の二本鎖 (連続した実線) を示す。

図4は、異なる形のDNAがSLE抗血清と結合する相対的な能

力を示す。合成B型DNAが、天然B型DNA (ウシ胸腺DNAを用いた) と同じ反応性を有し、A型およびZ型DNAのいずれよりも大きい反応性を有することを示す。(らせん型はCDスペクトルにより特徴づけられたが、上述のように確かではない。)

## 実施例4

 $(AC)_{30} : (TG)_{30}$ -D-EK複合体の合成

結合活性および安定性に基いて、上述の $(AC)_{30} : (TG)_{30}$ 二本鎖を寛容原を調べるため選択した。この二本鎖およびD-EKコポリマーとの複合体を、上述した好適な合成手順により調製した。この合成を以下に詳しく記す。

D-EKコポリマー、G:Lモル比60:40、

$M_n = 30,000$ ダルトンをBioMakor, Rehovot, Israelより得た物質から調製した。このコポリマーを、25,000ダルトンの分子重量カットオフ透析チューブで、最終濃度が20mg/mlになるまで、0.1MのKHCO<sub>3</sub>, pH9.5に対して透析を行った。その最終濃度は、1cmキューベット中で220nmにおける吸光度により、下記式で測定した。

$$D-EK \text{ mg/ml} = A_{220} (20,000 \text{ mg/mol}) / (166,000 \text{ mL/cm mol})$$

$(AC)_{30}$ を、DNAシンセタイザーで合成し、12,000~14,000ダルトンの分子重量カットオフ透析チューブで、脱イオン水に対して透析を行った。得られた溶液を1cmキューベット中で260nmにおける吸光度により下記式で測定した最終濃度が35mg/mlになるよう調整した。

$$(AC)_{30} \text{ mg/ml} = A_{260} (18,106 \text{ mg/mol}) / (458,160 \text{ mL/cm mol})$$



0.1Mの過ヨウ素酸ナトリウムの水溶液と水とを(AC)<sub>30</sub>に添加して、DNAに対して5:1モルの過剰の過ヨウ素酸塩を含有する反応混合物とする。その混合物をよく攪拌して、4℃で15分間放置する。過剰な過ヨウ素酸塩を過剰な塩化カリウムを添加することにより沈降させ、沈降物を遠心分離により取り除いた。

Q-EXおよび水素化シアノホウ素ナトリウムの溶液をビベットでポリプロピレン反応容器に移し、pHを6.0から8.0になるように調整した。酸化された(AC)<sub>30</sub>を、Q-EXに滴下して、重量比を8.035:1 (10:1モル複合体比率)にして、4℃で24〜48時間激しく攪拌した。遠隔後、固体の水素化ホウ素ナトリウムを反応混合物に、最終濃度が1.0mg/mlに達するまで攪拌しながら添加する。反応容器をゆるくキャップし、攪拌せずに少なくとも30分間放置した。その後反応混合物を50,000ダルトンカットオフの透析チューブに移し、0.2Mのクエン酸ナトリウム、pH5.0に対して4℃にて十分に透析を行った。

次に複合体をSephacryl S-200ゲル透過クロマトグラフィーカラムにおいて、0.2Mのリン酸ナトリウム、0.5Mの塩化ナトリウム、pH7.2で精製した。面分をオリゴヌクレオチド濃度を測定するためOD<sub>260</sub>により分析し、またQ-EX濃度を測定するためにトリニトロベンゼンスルホン酸アッセイにより分析した (Albers, R.W.ら, *Analyt. Biochem.* (1983) 117:437-443)。遊離オリゴヌクレオチドからの複合体の分離を、オリゴヌクレオチド類の5'ヒドロキシ基を<sup>32</sup>P-キナーゼにより標識し、

により特徴を記録した。

#### 実施例5

##### 抗原原としての(TG)<sub>30</sub>:(AC)<sub>30</sub>-Q-EX複合体の試験

上述の(TG)<sub>30</sub>:(AC)<sub>30</sub>-Q-EX複合体を、MRL (1pr/1pr) ネズミモデルにおいてヒトSLEに対する試験を行った。このマウス系の遺伝的欠陥により、おそらく、自己反応性のB細胞分化にかかわるヘルパーT細胞の大幅増殖が導かれた。このことは他の自己抗体過剰と同様に、DNAに対する自己抗体の分泌をきたす。前述通り、dsDNAに対する自己抗体はヒトSLEの特徴であり、これらの存在はヒトの病気の重篤さおよび腎臓病理学と相関関係にある。

複合体を、マウスにi.p.により注入するための所望の濃度を得るため、生理食塩水で希釈した。12週間目から14週間目の5つのグループのうち4つのグループのマウスにそれぞれ適用した。1日目の午前中に採血して、その午後に注射を行った。その後、5週間以上にわたって、毎週午前中に採血して、午後に注射を行った。8週目および7週目は、採血のみを行った。グループ1 (コントロール) には、毎週1匹あたり0.1mgのQ-EXポリマーを注射し、グループ2には毎週1匹あたり0.1mgの複合体を注射し、グループ3には毎週1匹あたり0.1mgの複合体を注射し、グループ4には毎週1匹あたり1.0mgの複合体を注射した。

マウスから集めた血漿試料を1:10および1:50でトリス緩衝液 (0.1M, pH7.4) で希釈し、<sup>125</sup>I-dsDNAのかわりに<sup>32</sup>P-dsDNA

その後10%のポリアクリルアミド、8M尿素配列決定用のゲルおよびオートラジオグラフィーにより評価した。ゲルを切断し、液体シンチレーションベータカウンターで計数し、±3%の精度を示す回分をプールし、0.01Mのクエン酸ナトリウム、0.15Mの塩化ナトリウム、pH7.0 (調整用緩衝液) に対して透析を行い、アニーリングのための調製を行った。

(TG)<sub>30</sub>を上述通りに調製し、(AC)<sub>30</sub>と同様に調整用緩衝液に対して透析を行った。(TG)<sub>30</sub>のヌクレオチドモル濃度(MNC)を、1cmキューベット中で260nmにおける吸光度を測定することにより測定した。

$$MNC(TG)_{30} = A_{260nm} / (0.164 \text{ mL/cm } \mu\text{mol})$$

(AC)<sub>30</sub>-Q-EX複合体のMNCを、260nmでの透析液の吸光度を測定することにより測定した。

$$MNC(AC)_{30}-Q-EX = A_{260nm} / (0.164 \text{ mL/cm } \mu\text{mol})$$

(TG)<sub>30</sub>を、(AC)<sub>30</sub>-Q-EX複合体に以下のようにアニールした。同じMNCの(TG)<sub>30</sub>を、ポリプロピレンまたはガラス容器中で、(AC)<sub>30</sub>-Q-EX制限試薬に添加した。その混合物を95℃になるまで温浴で熱し、10分間95℃から98℃に保った。次に溶液を徐々に10℃/時間の割合で室温まで冷却した。

アニールした産物を50,000ダルトンの分子量カットオフ透析チューブで、調整用緩衝液に対して透析を行った。十分に透析後、最終複合体を0.22μmの膜で遠隔濾過した。遠隔濾過の前にuv分光計、高性能ゲル透過液体クロマトグラフィー、ポリアクリルアミドゲル電気泳動、およびサーモグラフィー

Aを用いた上述のファーアッセイの変法を行い、試料の抗dsDNA抗体の力価を測定した。ファーアッセイの変法により得たデータを抗原結合値に変換して図5に示した (複合体はLJP-103で表す)。

処理を終えて4週間後、各グループから2匹のマウスおよびコントロールグループから残りの1匹を犠牲にし、各グループの抗dsDNA抗体の分泌レベルを、2倍に希釈した1×10<sup>4</sup>から1.5×10<sup>4</sup>の脾臓細胞を各ウェルに入れた脾臓細胞ELISAで、測定した。これらの試験の結果を図6に報告する。

複合体の試験を22週から24週目のMRLマウスにおいても実行した。再び、マウスに4週間後に渡って週に1度ずつi.p.により注射を行った。抗dsDNAの血清レベルを処理後1カ月経ってから測定し、最初に得た採血前の値と比較した。個々のマウスでの抗原結合値(ABC)を表すこれらのデータを図7に示す。図7はこれらの試験の平均データである。マウスに対する注射量を変えたことにより (複合体: 0.01、0.1、0.3、および1.0mg/マウス; コントロールマウスにはポリマーキャリアーおよび結合していない核酸代替物との混合物を与えた)、実験中の死亡数に変動がでた。

治療を目的とした実験により得た脾臓細胞アッセイのデータを図8に示す。これによると、コントロールと複合体により処理されたマウスとの間に著しい差異があることが再び示され、前回の血清学的な結果の正しさを確認した。コントロール実験において、可溶性dsDNAが脾臓細胞アッセイを阻害す

ることが示された。加えて、ポリスクレオド処理された動物から得た脾臓細胞をコントロール脾臓細胞に添加しても発色の減少は生じず、むしろ効果が付加された。よって、細胞結合された複合体がアッセイを阻害することはない。

結果、複合体はI.p.、I.v.、およびi.v.経路により効能があることが示された。22週目の雄BRLマウスに4週間に渡って、0.1mgの複合体を毎週注射し、抗dsDNAに対する抗原結合能の変化の割合を測定した。コントロールマウスでは他の実験で見られたほど、増加は起きなかったが、一方、皮下注射されたマウスと、I.p.、I.v.、およびi.v.経路で複合体投与された他のマウスでは、抗dsDNAの著しく高い力価が示された。

#### 実施例6

この実施例は(AC)<sub>30</sub>:(TG)<sub>30</sub>-Q-EX複合体を作製する他の手順を説明するものである。

#### 60量体のクローニング

以下に挙げるプロトコルにより、分子クローニング法を用いて、60量体を作製する。5'-AATTC(GT)<sub>30</sub>G3'配列から成る64量体および5'-TCGAC(AC)<sub>30</sub>G3'配列から成る第2の64量体を合成して、標準法によりリン酸化する。オリゴマーを等モル比で混合し、徐々に冷却して二本鎖生成およびオリゴマー生成を起こす。オリゴマーの突出はそれぞれ、オリゴマーの4塩基部分の重なりによりアニールしてEcoRI部位をつくり、第2の突出でSalI部位(HincII部位と同じく)を作り出す。徐々に冷却した後、その混合物を標準法で運搬させ、EcoRIもし

くはSalI部位のいずれかに挟まれた60量体ユニットに共有結合で付着したオリゴマーを形成する。オリゴマー混合物をあらかじめEcoRIおよびSalIで消化してpUC19にライゲートする。ライゲーション混合物を形質転換によりE.coli JM107に導入する。

アンピシリン耐性コロニーを取り出し、培養し、プラスミドDNAを単離した。挿入サイズを制限酵素による消化により測定した。所望のクローンは少なくともプラスミドの2分の1すなわち50ユニットを超える60量体を含有する挿入物を有する。

得られたクローンを大規模に培養し、プラスミドを単離する。プラスミドをEcoRIおよびHincIIで消化し、一方の末端には4塩基のEcoRI突出、および他方の末端にはHincIIにより生じた平滑末端を有する60量体が放出される。オリゴマーを精製し、Q-EXにアニールする。このQ-EXは、3'Tを介してQ-EXに共有結合で付着する5'リン酸を有する4塩基オリゴマー3'TTAA-2を有する。60量体は、アニールし、リガーゼによりQ-EX/TTAAに共有結合で付着させる。

#### 60量体のPCR生成

ポリメラーゼ連鎖反応を用いて、先に引用した上述の方法により、60量体をQ-EXにカップリングさせる。

簡単に、(GT)<sub>30</sub>を、(GT)<sub>30</sub>の5'および3'末端におけるGACTおよびCTGAのような短いランダム配列で化学的に合成する(以下に記す)。短いランダム配列は、テンプレートに対す

る適切なプライマーの正確な重ね合わせを確実にする十分な長さを有す。プライマーはランダム配列に加えて、アニール反応の安定化に必要とされるいくつかの特別なGT反復配列を含む。プライマーの1つは、5'末端に、Q-EXと化学的にカップリングする特別な改変塩基もまた有する。

PCR反応は上述の方法に従い、少なくとも20サイクル行う。PCRにより作製されたオリゴマーを、HPLC等のクロマトグラフィーにより精製し、上述の手順の1つによりQ-EXに結合させる。

プライマー1: (CA)<sub>30</sub>-GACT5'

テンプレート1: 5'GNGACT-(GT)<sub>30</sub>-CTGA3'

プライマー2: 5'GNGACT-(GT)<sub>30</sub>

テンプレート2: 3'CTGA-(CA)<sub>30</sub>-TACG5'

\*N = Q-EXカップリングに関与する改変塩基

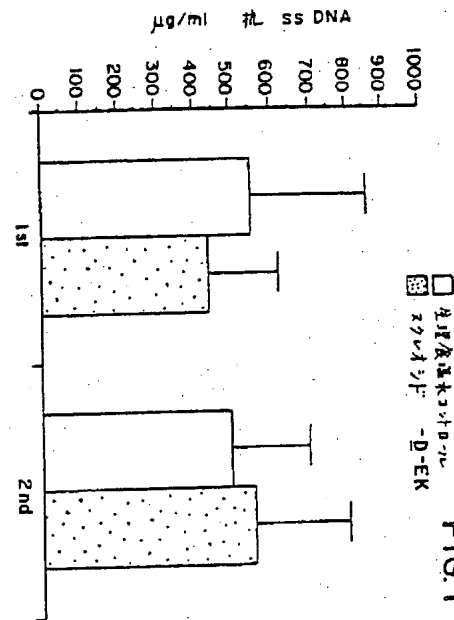


FIG. 1

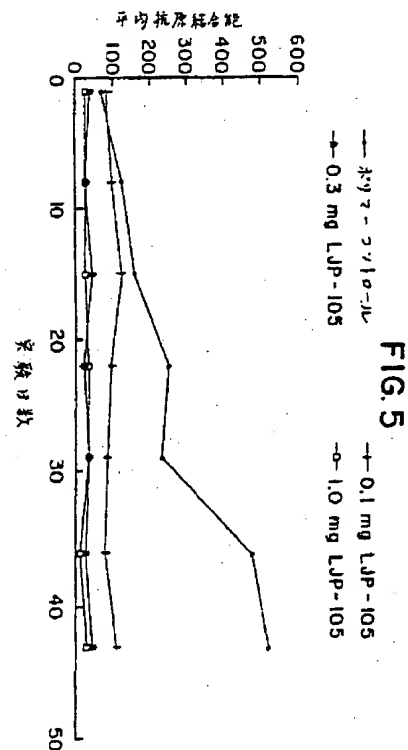
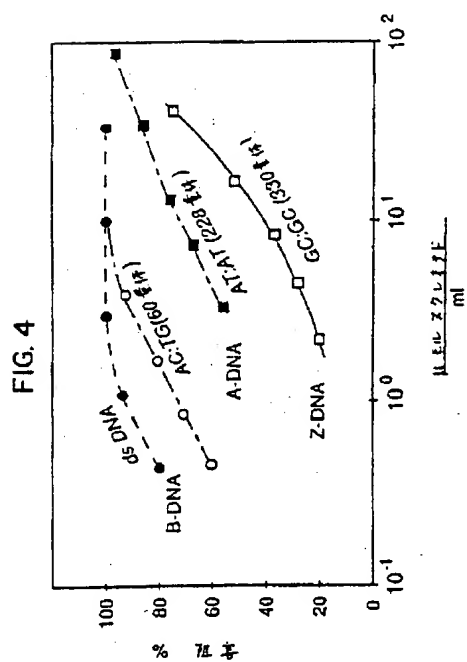
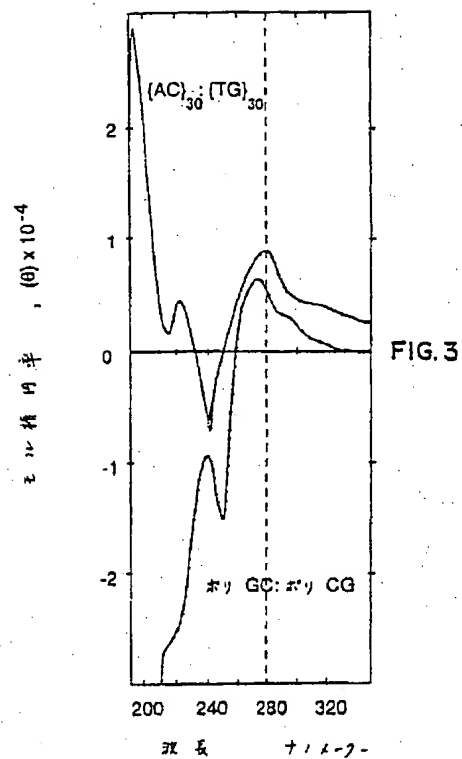
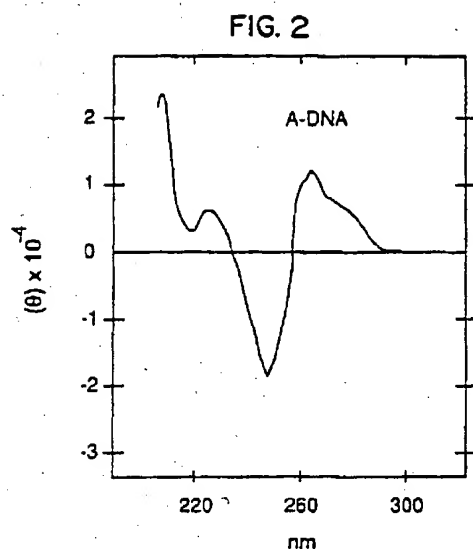
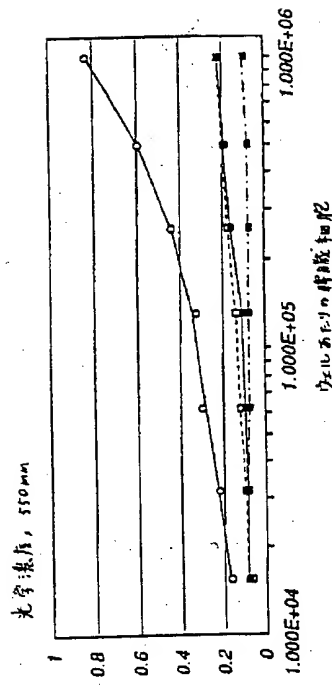
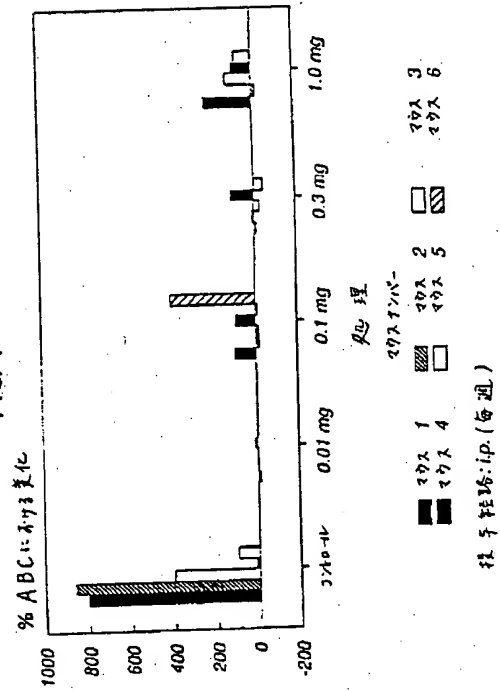


FIG. 6



処理方法  
 ○ 0.1 mg/200 μl  
 □ 0.3 mg/200 μl  
 △ 1.0 mg/200 μl  
 OD = 0.050 (細胞濃度 1.000E+05)

FIG. 7



ABCISEMでの陽性化%

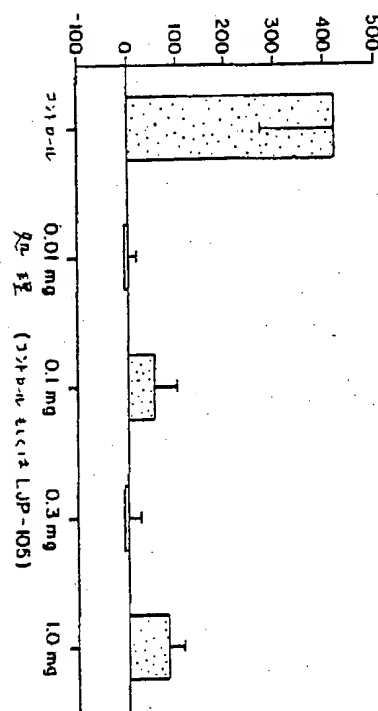
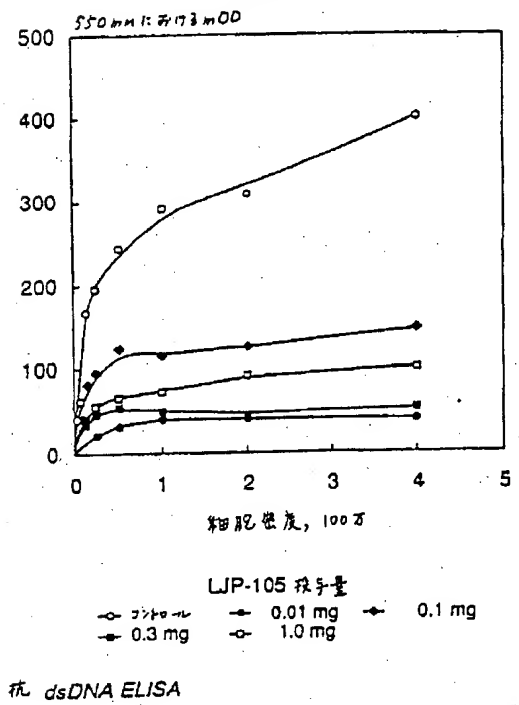


FIG. 7A

FIG. 8



## 要約書

D-グルタミン酸とD-リジンとのコポリマーのような生体内で安定なポリマーと、少なくとも約20個の塩基対よりなる二本鎖ポリヌクレオチドとの、化学的に定義された複合体であり、この複合体は、ヒト狼瘡の抗dsDNA自己抗体に対する著しい結合活性を有する。その二本鎖は、好ましくは長さおよび構造が均一であり、また各二本鎖の末端の1つにまたはその近くに位置するアミノ基に反応する官能基との間の反応により、ポリマーと結合する。これらの複合体はヒト全身性紅斑性狼瘡に対する寛容原である。

## 国際調査報告

<b>1. CLASSIFICATION</b> IPC(3): A61K 31/00, 31/70, 31/72, 31/73 U.S. Cl.: 514/2, 44, 555: 535/27: 530/330 U.S. Pat. 5,142, 44, 555: 535/27: 530/330																
<b>2. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT</b> <table border="1"> <thead> <tr> <th>Category</th> <th>Document</th> <th>Date</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>Y</td> <td>US. A. 4,751,181 (Kasne) 14 June 1988. See Abstract and claims.</td> <td>1-11.14</td> </tr> <tr> <td>Y</td> <td>WO. A. 86/04093. (Kasne) 17 July 1986. July 1986. See Abstract and claims.</td> <td>1-11.14</td> </tr> <tr> <td>Y</td> <td>US. A. 4,191,658 (Katz) 04 March 1980. See abstract.</td> <td>1-11.14</td> </tr> <tr> <td>Y</td> <td>J. Clin. Invest. volume 65, issued February 1980. M. Papilian, et al., "Reaction of Systemic Lupus Erythematosus antinuclear DNA antibodies with native DNA fragments from 30 to 1,200 base pairs", pages 469-477. See entire document.</td> <td>1-14</td> </tr> </tbody> </table>		Category	Document	Date	Y	US. A. 4,751,181 (Kasne) 14 June 1988. See Abstract and claims.	1-11.14	Y	WO. A. 86/04093. (Kasne) 17 July 1986. July 1986. See Abstract and claims.	1-11.14	Y	US. A. 4,191,658 (Katz) 04 March 1980. See abstract.	1-11.14	Y	J. Clin. Invest. volume 65, issued February 1980. M. Papilian, et al., "Reaction of Systemic Lupus Erythematosus antinuclear DNA antibodies with native DNA fragments from 30 to 1,200 base pairs", pages 469-477. See entire document.	1-14
Category	Document	Date														
Y	US. A. 4,751,181 (Kasne) 14 June 1988. See Abstract and claims.	1-11.14														
Y	WO. A. 86/04093. (Kasne) 17 July 1986. July 1986. See Abstract and claims.	1-11.14														
Y	US. A. 4,191,658 (Katz) 04 March 1980. See abstract.	1-11.14														
Y	J. Clin. Invest. volume 65, issued February 1980. M. Papilian, et al., "Reaction of Systemic Lupus Erythematosus antinuclear DNA antibodies with native DNA fragments from 30 to 1,200 base pairs", pages 469-477. See entire document.	1-14														
15 MAY 1991 08 April 1991 15A/15																

## 第1頁の続き

①Int. Cl. <sup>8</sup>	識別記号	庁内整理番号
A 61 K 39/00	H	8413-4C
C 07 H 21/04	Z	8413-4C
C 07 K 15/00	Z	7822-4C
G 01 N 33/53	M	8619-4H
33/564	Z	8310-2J
		9015-2J

優先権主張 ②1990年3月13日③米国(US)④494,118

⑤発明者 クツツ、ステイーブン

アメリカ合衆国 カリフォルニア 92067 ランチヨ サンタ フ  
エ、ランチヨ デイエグエノ ロード 6151